Dirección de

# Investigación & Vinculación con el Medio Ampliar el conocimiento en la Patagonia-Aysén UAysén

# SDHA es requerido por el complejo II para mante-ner la actividad mitocondrial y regular la migración en células AGS



FISIOLOGÍA CELULAR & METABOLISMO

José Rivas<sup>1</sup>, Andrés Mansilla<sup>1</sup>, Mónica Cáceres<sup>2.3</sup>, Fabian Jaña<sup>1</sup>.

<sup>1</sup>Departamento de Ciencias de la Salud, Universidad de aysen, Coyhaique, <sup>2</sup>Programa de biología Celular y Molecular, Intituto de Ciencias Biomédicas (ICBM), Facultad de Medicina, Universidad de Chile, Santiago, <sup>3</sup>Millennium Nucleus of Ions Channels-Associated Diseased (MiNICAD)

# Introducción

El cancer es una de las enfermedas más estudiadas a nivel mundial, esto debido al alto porcentaje de la población que vive con ella. Además, en la región de Aysen el cancer gástrico es la principal causa de muerte. Se ha demostrado que las células cancerosas tienen un fenotipo bioenergético especial que fue descrito por Otto Warburg en 1956. La mitocondria tiene un rol central en la fisiología celular como en su supervivencia, tomando un rol en la síntesis de metabolitos como en la regulación de vías involucradas en la muerte celular y su bioenergética. El ciclo del ácido tricarboxilico (ETC) y OXPHOS son procesos metabólicos esenciales que ocurren a nivel mitocondrial. ETC forma parte de OXPHOS y está compuesto por 4 complejos: Complejo I, Complejo II, Complejo III y complejo IV. Las subunidades de los complejos I, III y IV se encuentran codificados por genomas mitocondriales como por genomas del núcleo, mientras que el Complejo II (SDH) sus subunidades en encuentran codificados solo por el DNA nuclear. Además, recientemente, se ha demostrado que el Complejo II actúa como un supresor de tumores, donde estudios indican que el complejo II puede ser un nuevo blanco terapéutico a través de la ROS, generación estudios estrecha relación Complejo regulación de aunque estos indican con de la apoptosis.

#### Metodología

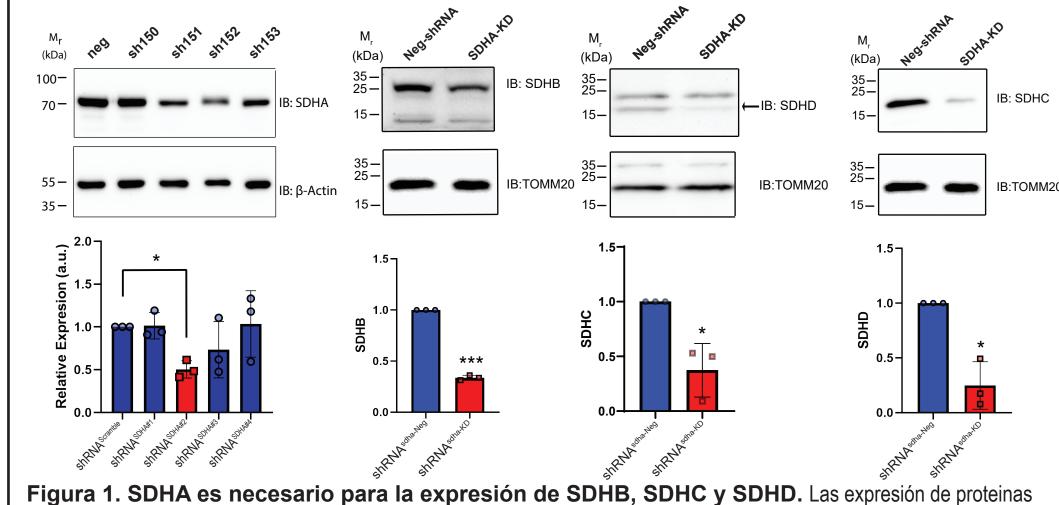
Western Blot. Los extractos celular fueron incubados con amortiguador RIPA 1X suplementado con inhibidor de proteasas y fosfatasas. Concentraciones iguales del extracto de proteinas fueron separados en SDS-PAGE y transferidad a membranas de PVDF.

TMRM. Las células fueron incubados con Tetrametilrodamina éster metílico a 5 nM (TMRM) por 30 minutos a 37 °C y 5% CO<sub>2</sub>. Para teñir nucleo se ocupó Hoescht 33342. Las imagenes fueron adquiridas usando el microcopio Leica. Fluorescencia fue cuantificada usando el software ImageJ.

Mitosox. El superoxido mitocondrial se midió utilizando Mitosox Red. Brevemente, las células se sembraron en cubreobjetos de 25 mm y luego se incubaron con 5 uM de MitoSox Red por 30 minutos. Se montaron los cubreobjetos y posteriormente se analizaron las imagenes en el microscopio Leica a una longitud de onda de 561 nM. La fluorescencia fue cuantificada usando el software ImageJ. Ensayo de herida. Las celulas fueron sembradas en una placa de 6 pocillos con una densidad de 1x10<sup>6</sup> células por pocillo. Se procedió a realizar.la herida. Se lavaron con pbs y se incubaron con medio

DMEM al 1% de FBS. Veinticuatro horas después se obtuvieron imágenes de multiples locaciones al azar utilizando el microscopio Leica. Las imagenes fueron medidas y analizadas usando el software ImageJ.

#### Resultados



SDHA, SDHB, SDHC y SDHD fueron medidad utilizando western blot en celulas AGS. Los graficos representan el análisis de la expresión de la proteina correspondiente con respecto el control de carga.

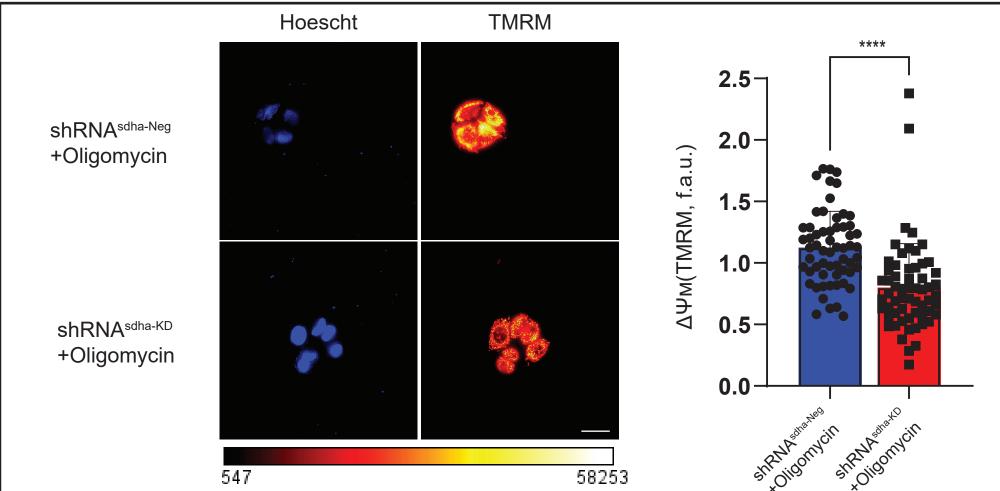


Figura 2. Efecto de SDHA knockdown sobre el potencial de membrana mitocondrial. IMAGENES REPRESENTATIVAS DE LAS LINEAS CELULARES SDHA-NEG Y SDHA-KD CARGADAS CON INDICADOR DEL POTENCIAL DE MEMBRANA TMRM. GRÁFICO RESPRESENTA LA CUANTIFICACIÓN DE FLUORESCENCIA POR TMRM.

24 h

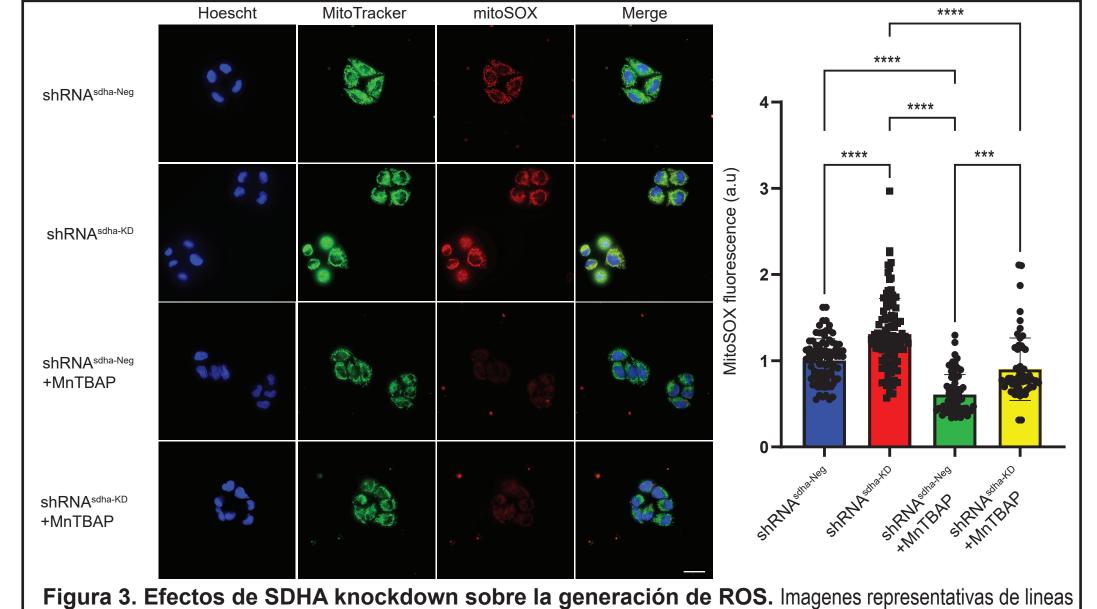
Cell migration

0 h

SDHA-Neg

SDHA-Knockdown

células que cubren el area de la herida.



celulares SDHA-Neg y SDHA-KD cargadas con MITOSOX red. Gráfico representa la cuantificación de la fluorescencia de MITOSOX red.

# **Bibliografía**

Karnkowska, A., et al., A Eukaryote without a Mitochondrial Organelle. Current Biology, 2016. 26(10): p. 1274-1284.

Figura 4. Efectos de SDHA knockdown sobre la migración celular. Imagenes representativas de un

ensayo de herida en celulas SDHA-Neg y SDHA-KD. Gráfico de la migración fue determinado como el porcentaje de

Busch, K.B., et al., Dynamics of bioenergetic microcompartments. Biological Chemistry, 2013. 394(2): p. 163-188.

Hawkins, B.J., et al., Mitochondrial complex II prevents hypoxic but not calcium- and proapoptotic Bcl-2 protein-induced mitochondrial membrane potential loss. J Biol Chem, 2010. 285(34): p. 26494-505.

Wang, L., et al., A novel agent exerts antitumor activity in breast cancer cells by targeting mitochondrial complex II. Oncotarget, 2016. 7(22).

### Conclusión

La subunidad A del complejo II (SDHA) tiene una participación en procesos mitocondriales como el potencial mitocondrial y el formación de ROS, donde se logró observar que al disminuir las expresión de SDHA en celulas AGS el potencial mitocondrial disminuye mientras que la formación de ROS aumenta, lo que indica que SDHA es necesario para el correcto funcionamiento de procesos en los cuales participa la mitocondria. Se conoce que la mitocondria también tiene un participación en proceso celulares como es la migración. Se logró observar que SDHA-KD disminuye el proceso migratorio en celulas de cancer, lo que se condice con una disminución de la actividad mitocondrial relaciona con la disminución de la expresión de la subunidad A.